

猪肝、牛肉、羊肉中 5 种 β -受体激动剂残留的超高效液相色谱-串联质谱分析方法的建立¹

张苏珍 王益军* 田 蕴 贺 燕 葛 敏

(连云港市畜产品质量监督检验测试中心, 连云港 222000)

摘 要: 本试验旨在建立猪肝、牛肉、羊肉中 5 种 β -受体激动剂残留的超高效液相色谱-串联质谱 (UPLC-MS/MS) 快速检测方法。样品用 80% 的乙腈提取, 经过 PRiME HLB 固相萃取柱一步净化, 氮吹浓缩, 最后用 10% 甲醇复溶。以 10 mmol/L 乙酸铵水溶液-10 mmol/L 乙酸铵甲醇溶液 (pH=5) 作为流动相进行梯度洗脱, 采用多反应监测模式进行测定, 内标法定量。5 种 β -受体激动剂浓度在 0.5~50.0 ng/mL 内呈现良好的线性关系, R^2 在 0.999 63~0.999 96。5 种 β -受体激动剂浓度为 0.5、1.0、5.0 $\mu\text{g/kg}$ 时, 在猪肝中回收率为 93.7%~106.1%, 牛肉中回收率为 95.2%~104.0%, 羊肉中回收率为 95.1%~106.0%。通过试验得出该方法具有较好的准确度和重复性。按照特征离子色谱峰信噪比 (S/N) =3 得出, 5 种 β -受体激动剂检出限为 0.01~0.04 $\mu\text{g/kg}$, 定量限为 0.02~0.15 $\mu\text{g/kg}$ 。本法操作简便, 灵敏度高, 准确度高, 适合大批量畜产品中 β -受体激动剂残留的检测分析。

关键词: 超高效液相色谱-串联质谱; β -受体激动剂; 畜产品

中图分类号: S

文献标识码:

文章编号:

β -受体激动剂是一类动物兴奋剂, 具有促进蛋白质合成、降低脂肪沉淀等作用, 当它们被用于家畜饲料时, 能显著提高胴体的瘦肉率和饲料转化率。由于用于家畜生产的 β -受体激动剂通常剂量高, 用药时间长, 因此容易造成畜禽产品中 β -受体激动剂残留超标, 通过食物链的传递, 最终被消费者食用, 造成人体内的残留和蓄积损伤^[1-3]。人在发生 β -受体激动剂类药物中毒反应时, 会表现出严重的心悸、恶心、呕吐、心率加快等症状, 严重的可能会危害生命健康^[4-5]。中华人民共和国农业部明令禁止将 β -受体激动剂用于所有动物性食品。然而在利益的驱使下, 仍有养殖户将 β -受体激动剂类药物应用于畜禽养殖过程中, 因此建立畜

¹收稿日期: 2018-03-20

作者简介: 张苏珍 (1988—), 女, 江苏连云港人, 硕士研究生, 从事畜产品质量安全与检测方面的研究。E-mail: xsdzzsz@126.com

*通信作者: 王益军, 研究员, 研究生导师, E-mail: 1085412992@qq.com

禽产品中残留 β -受体激动剂检测方法，通过生产链追溯至不法生产者，在食品安全监管中发挥着重要作用。

常见的 β -受体激动剂检测方法有免疫检测方法（如酶联免疫法、胶体金免疫法、化学发光免疫法）和色谱法（高效液相色谱法、气相色谱-质谱法和液相色谱-质谱法）^[6-10]。近年来，随着液相色谱-质谱联用仪的广泛运用， β -受体激动剂的液质检测方法也不断地得到优化^[11-20]。本文研究了猪肝、牛肉、羊肉中5种 β -受体激动剂（见图1）的超高效液相色谱-串联质谱（UPLC-MS/MS）快速检测分法，以期能为大批量畜禽产品中5种 β -受体激动剂残留的检测提供参考。

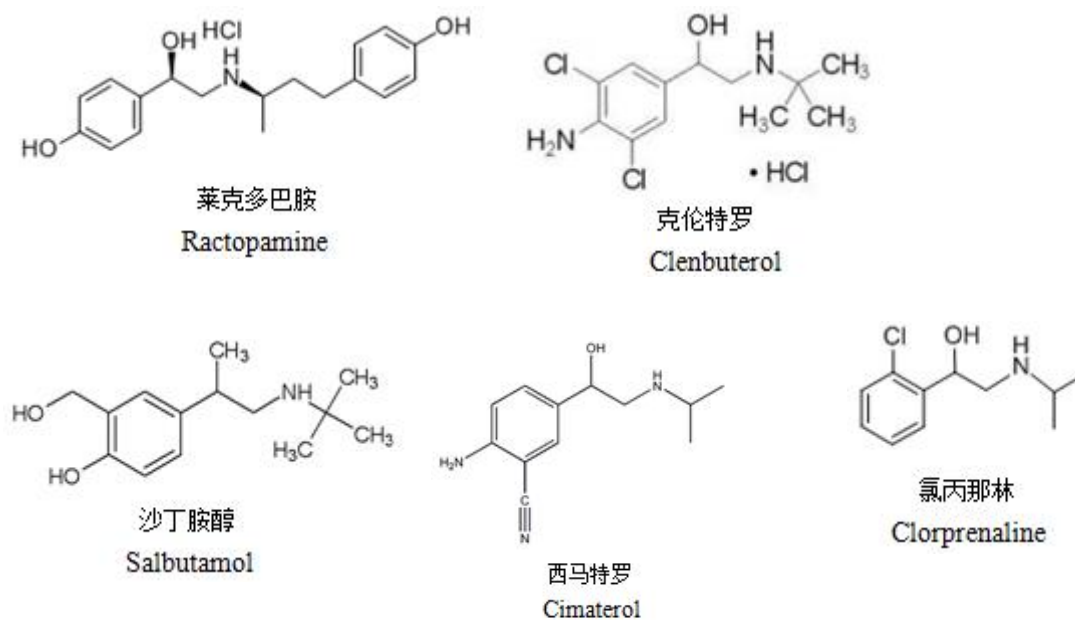


图1 5种 β -受体激动剂分子结构

Fig. 1 Molecular structures of five β -agonists

1 材料与方法

1.1 仪器与试剂

UPLC-TQS Micro 超高效液相色谱-串联质谱仪，配备电喷雾离子源（美国 Waters）；电子天平（德国赛多利斯）；高速冷冻离心机（德国 sigma）；固相萃取仪（美国 Supelco）；氮吹仪（美国 Organomation）；PRiME HLB 固相萃取柱（美国 Waters）；精密 pH 计（上海精密科学仪器有限公司）；基本型圆周混合器、数显振荡摇床（德国 IKA）。

5 种 β -受体激动剂：莱克多巴胺纯度为 98%，克伦特罗纯度为 99.1%，沙丁胺醇纯度为

52 99.2%，西马特罗纯度为 99.9%，氯丙那林纯度为 99.9%。5 种β-受体激动剂内标：莱克多巴
53 胺-D₃ 纯度为 99%，克伦特罗-D₉ 纯度为 99.4%，沙丁胺醇-D₃ 纯度为 98.4%，西马特罗-D₇
54 纯度为 99.3%，氯丙那林-D₇ 纯度为 99.8%。甲醇、乙腈为默克色谱纯；水为超纯水；其余
55 试剂为分析纯。

56 标准储备液：称取 5 种β-受体激动剂标准品及内标标准品适量，分别用纯甲醇配置成 1
57 mg/mL 单标储备液。于-18 ℃避光保存。准确吸取 5 种β-受体激动剂标准品溶液适量配置成
58 混合标准溶液，再用纯甲醇逐级稀释为 1 μg/mL 的混合溶液，5 种β-受体激动剂内标混合溶
59 液配制方法同上，于 4 ℃冷藏保存。

60 1.2 分析条件

61 色谱条件：色谱柱为 Waters Acquity BEH-C₁₈ (2.1 mm× 100 mm, 1.7 μm)；进样量为 4 μL；
62 柱温 30 ℃；流动相 A：10 mmol/L 乙酸铵（pH=5），流动相 B：10 mmol/L 乙酸铵（pH=5）
63 甲醇溶液；流速为 0.3 mL/min；梯度洗脱程序见表 1。

64 表 1 梯度洗脱程序

65 Table 1 Gradient elution procedure

时间 Time/min	流动相 A	流动相 B	线性
	Flowing phase A/%	Flowing phase B/%	Linear
0	98	2	
0.25	98	2	6
12.25	1	99	6
13	1	99	6
13.01	98	2	6
17	98	2	6

66

67 质谱条件：电喷雾离子源，正离子模式；毛细管电压 0.6 kV；离子源温度 500 ℃；去溶
68 剂气流速 1 000 L/Hr。

69 1.3 样品前处理

70 准确称取绞碎后试样 2.00 g 于 50 mL 离心管中，添加适量内标。加入 10 mL 的 80%乙

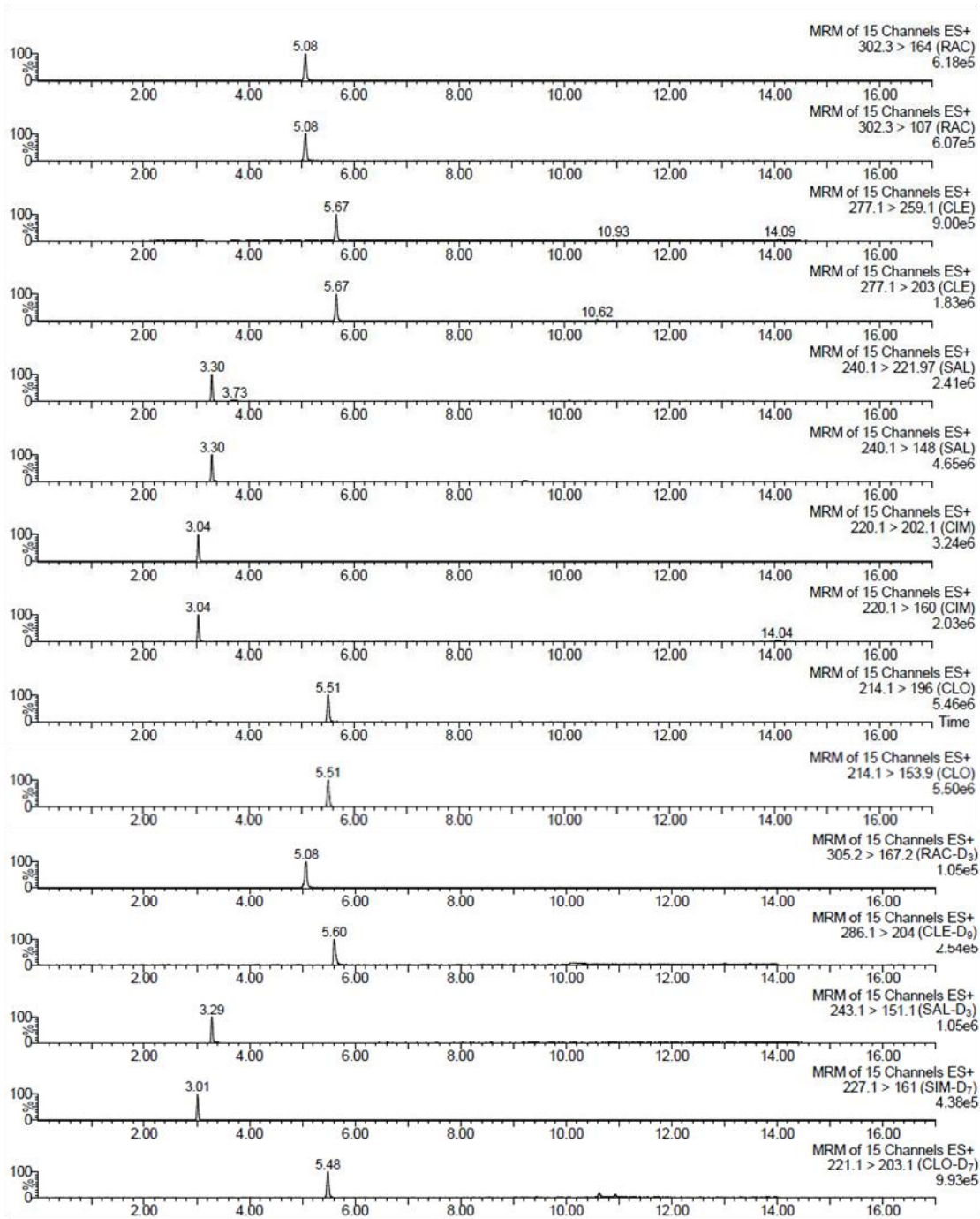
chinaXiv:201812.00796v1

71 腈水溶液，漩涡 1 min，振荡提取 10 min，10 000 r/min 离心 10 min。取 6 mL 上清液直接加
72 载到 6 mL 规格 PRiME HLB 固相萃取柱，保持 1 s 每滴流速，收集全部流出液，振荡混匀。
73 取 4 mL 流出液在 50 °C 下氮气吹至近干。用 1 mL 浓度为 10% 甲醇水溶液复溶，用 0.2 μm
74 微孔滤膜过滤，待测定。

75 2 结果与分析

76 2.1 色谱条件的优化

77 通过比较 0.2% 甲酸水溶液-40% 甲醇乙腈溶液、0.1% 甲酸乙腈溶液-0.1% 甲酸水溶液和
78 10 mmol/L 乙酸铵水溶液-10 mmol/L 乙酸铵甲醇溶液 (pH=5) 3 种流动相，发现当流动相中
79 有乙酸铵存在时，峰型较好，响应值较高，因此，用 10 mmol/L 乙酸铵水溶液-10 mmol/L
80 乙酸铵甲醇溶液 (pH=5) 作为流动相进行梯度洗脱，5 种 β-受体激动剂正离子扫描特征离子
81 色谱图见图 2。



82

83 MRM: 多反应监测; RAC: 莱克多巴胺; CLE: 克伦特罗; SAL: 沙丁胺醇; CIM: 西马特
84 罗; CLO: 氯丙那林; RAC-D₃: 莱克多巴胺-D₃; CLE-D₉: 克伦特罗-D₉; SAL-D₃: 沙丁
85 胺醇-D₃; CIM-D₇:西马特罗-D₇; CLO-D₇:氯丙那林-D₇。

86 MRM: multiple- reaction monitoring; RAC: ractopamine; CLE: clenbuterol; SAL: salbutamol;
87 CIM: cimaterol; CLO: clorprenaline; RAC-D₃: ractopamine-D₃; CLE-D₉: clenbuterol-D₉; SAL-D₃:
88 salbutamol-D₃; CIM-D₇: cimaterol-D₇; CLO-D₇: clorprenaline-D₇.

图 2 5 种β-受体激动剂及其同位素内标的正离子扫描特征离子色谱图

Fig. 2 Positive ion scanning characteristic ion chromatograms of 5 β-agonists and isotopic internal standard

2.2 质谱条件的优化

在电喷雾离子源正离子扫描（ESI+）模式下进行质谱条件优化。以 5.0 μL/min 的流速注入 100 ng/mL 的混合标准溶液，进行一级质谱扫描，获得合适的母离子条件，再对母离子进行二级扫描，调节碰撞能量和锥孔电压，筛选信号最强的子离子作为定量离子，信号次强的子离子作为定性离子，得出多反应监测条件：离子对、锥孔电压、碰撞能量（表 2）。

表 2 5 种β-受体激动剂及其同位素内标多反应监测条件

Table 2 MRM conditions of 5 β-agonists and isotopic internal standard

药物 Medicines	定性离子对 Qualitative ion pair/(m/z)	定量离子对 Quantification ion pair /(m/z)	锥孔电压 Cone voltage/V	碰撞能量 Collision energy/V
莱克多巴胺 Ractopamine	302.3>107.0	302.3>107.0	20	30
莱克多巴胺-D ₃ Ractopamine-D ₃	305.2>167.2	305.2>167.2	30	15
克伦特罗 Clenbuterol	277.1>203.0	277.1>203.0	25	15
克伦特罗-D ₉ Clenbuterol-D ₉	277.1>259.1		25	10
	286.1>204.0	286.1>204.0	20	15
沙丁胺醇 Salbutamol	240.1>148.0	240.1>148.0	25	18
沙丁胺醇-D ₃ Salbutamol-D ₃	240.1>221.97		25	10
	243.1>151.1	243.1>151.1	15	20
西马特罗 Cimaterol	220.1>202.1	220.1>202.1	25	10
	220.1>160.0		25	15

西马特罗-D ₇	227.1>161.0	227.1>161.0	20	16
cimaterol-D ₇				
氯丙那林	214.1>153.9	214.1>153.9	20	15
Clorprenaline	214.1>196.0		20	10
氯丙那林-D ₇	221.1>203.1	221.1>203.1	25	10
Clorprenaline-D ₇				

99 2.3 方法线性和检出限

100 精密量取5种β-受体激动剂混合溶液，用10%甲醇水溶液稀释成浓度为0.5、2.0、5.0、10.0、
101 20.0、50.0 ng/mL的标准工作溶液，含内标物浓度为5 ng/mL，供液相色谱-串联质谱仪测定。
102 内标法以各特征离子质量色谱峰与相应同位素内标的峰面积比为纵坐标，对照溶液的浓度为
103 横坐标，绘制标准曲线^[6]。回归方程及相关系数见表3。由表3可以看出，5种β-受体激动剂
104 浓度在0.5~50 ng/mL呈现良好的线性关系，线性相关系数（*R*²）在0.999 63~0.999 96。

105 根据特征离子色谱峰信噪比（S/N）=3 计算方法的检出限，得出 5 种β-受体激动剂检出
106 限为 0.01~0.04 μg/kg。按照 S/N=10 得出 5 种β-受体激动剂定量限为 0.02~0.15 μg/kg。

107 表 3 5 种β-受体激动剂回归方程及相关系数

108 Table 3 Linear equation and correlation coefficient of 5 β-agonists

药物 Medicines	回归方程 Regression equation	<i>R</i> ²	检出限	定量限
			Detection limit/	Quantitation limit/
			(μg/kg)	(μg/kg)
莱克多巴胺 Ractopamine	<i>Y</i> =0.215 98 <i>X</i> +0.013 83	0.999 89	0.04	0.15
克伦特罗 Clenbuterol	<i>Y</i> =0.267 96 <i>X</i> +0.047 96	0.999 89	0.01	0.05
沙丁胺醇 Salbutamol	<i>Y</i> =0.29 744 <i>X</i> -0.000 88	0.999 63	0.01	0.02
西马特罗 Cimaterol	<i>Y</i> =0.506 48 <i>X</i> +0.021 00	0.999 88	0.02	0.08

氯丙那林	$Y=0.668\ 32X+0.017\ 18$	0.999 96	0.01	0.05
Clorprenaline				

109 2.4 回收率

110 称取猪肝、牛肉、羊肉的空白样品，进行 0.5、1.0、5.0 μg/kg 3 个不同浓度的添加回收
111 试验，按照 1.3 方法进行前处理，每个水平重复 3 次，计算平均回收率和相对标准偏差(RSD)。
112 结果见表 4。猪肝中 5 种β-受体激动剂回收率为 93.7%~106.1%，牛肉中 5 种β-受体激动剂回
113 收率为 95.2%~104.0%，羊肉中 5 种β-受体激动剂回收率为 95.1%~106.0%。结果表明，该方
114 法具有较好的回收率，可以满足猪肝、牛肉、羊肉中 5 种β-受体激动剂残留的日常检测要求。

115 表 4 猪肝、牛肉、羊肉中 5 种β-受体激动剂的平均回收率和相对标准偏差

116 Table 4 Average recovery ratio and RSD of 5 β-agonists in pork liver, beef and mutton (n=3)

药物 Medicines	添加	猪肝 Pork liver		牛肉 Beef		羊肉 Mutton	
	浓度	平均回收率	相对标	平均回收率	相对标准	平均回收率	相对标准
	Addition	Average	准偏差	Average	偏差	Average	偏差
	concentratio	recovery	RSD	recovery	RSD	recovery	RSD
	n/(μg/kg)	ratio		ratio		ratio	
莱克多巴胺 Ractopamine	0.5	99.6	3.4	95.2	5.6	98.2	1.0
	1.0	102.0	1.0	96.9	3.9	103.1	2.5
	5.0	97.1	3.5	96.1	1.6	97.7	3.0
克伦特罗 Clenbuterol	0.5	103.8	2.3	101.5	1.0	100.3	1.7
	1.0	101.4	1.5	98.8	0.8	97.4	3.7
	5.0	97.2	5.8	96.2	1.6	96.3	2.7
沙丁胺醇 Salbutamol	0.5	97.1	3.6	104.0	1.3	103.7	2.6
	1.0	96.2	5.1	100.0	4.0	103.4	5.0
	5.0	95.4	2.3	96.1	1.9	95.4	2.9
西马特罗 Cimaterol	0.5	103.6	4.2	101.9	1.5	102.0	2.7
	1.0	106.1	3.6	100.6	4.8	106.0	3.2
	5.0	93.7	3.6	96.8	0.8	96.2	2.7

	0.5	102.9	0.6	99.1	2.0	98.2	4.0
氯丙那林	1.0	100.2	2.2	103.0	2.2	104.5	2.3
Clorprenaline	5.0	96.5	2.2	95.8	1.1	95.1	2.7

117 2.5 精密度

118 按照 1.3 前处理方法，分别称取猪肝、牛肉、羊肉样品，进行阳性添加，制备 0.5、1.0、
119 5.0 μg/kg 3 个不同浓度的样品，每个水平重复 6 次，进行分析测定。计算相对标准偏差(RSD)。
120 同样操作方法，连续测定 3 d，计算日间精密度 RSD, 结果见表 5。猪肝中 5 种β-受体激动剂
121 日内精密度 RSD 为 0.6%~4.5%，日间精密度 RSD 为 0.5%~4.4%；牛肉中 5 种β-受体激动剂
122 日内精密度 RSD 为 0.9%~4.1%，日间精密度 RSD 为 0.9%~5.3%；羊肉中 5 种β-受体激动剂
123 日内精密度 RSD 为 1.2%~3.6%，日间精密度 RSD 为 1.2%~4.1%。结果表明，该方法具有较
124 好的重复性和日间精密度。可以满足猪肝、牛肉、羊肉中 5 种β-受体激动剂残留的日常检测
125 要求。

126 表 5 猪肝、牛肉、羊肉中 5 种β-受体激动剂的精密度相对标准偏差

127 Table 5 Precision RSD of 5 β-agonists in pork liver, beef and mutton (n=6)

药物 Medicines	样品	猪肝 Pork liver		牛肉 Beef		羊肉 Mutton	
	浓度	日内精密度 Within-day precision	日间精密度 Day to day precision	日内精密度 Within-day precision	日间精密度 Day to day precision	日内精密度 Within-day precision	日间精密度 Day to day precision
	Addition						
	concentratio						
	n/(μg/kg)						
莱克多巴胺 Ractopamine	0.5	2.8	3.0	2.1	2.2	2.9	2.1
	1.0	4.0	4.2	4.1	5.3	3.6	4.1
	5.0	1.2	1.5	1.5	1.3	1.9	1.8
克伦特罗 Clenbuterol	0.5	1.4	1.5	2.0	1.7	3.0	2.9
	1.0	1.7	2.1	1.5	2.0	1.7	1.7
	5.0	1.3	1.1	1.1	1.1	1.3	1.2
沙丁胺醇 Salbutamol	0.5	2.5	4.0	1.9	1.8	2.3	2.3
	1.0	4.5	4.4	1.3	2.2	2.8	2.4

	5.0	1.4	1.2	1.1	1.0	1.9	1.8
西马特罗	0.5	2.3	1.8	2.1	1.6	2.1	1.7
Cimaterol	1.0	2.6	2.4	3.1	2.9	1.9	1.9
	5.0	0.6	0.5	1.0	1.2	1.8	1.6
氯丙那林	0.5	1.7	1.8	3.3	3.3	2.9	2.1
Clorprenaline	1.0	1.9	1.5	1.1	0.9	1.2	1.6
	5.0	1.1	1.1	0.9	0.9	1.7	1.6

128 3 讨 论

129 3.1 前处理步骤优化

130 畜禽产品中含有大量蛋白质和脂肪，本试验中用乙腈/水溶剂沉淀蛋白质，通过离心去
131 除蛋白质。然后用 PRiME HLB 小柱进行简单、快速的净化。一般固相萃取需要活化、上样、
132 淋洗、洗脱 4 个步骤达到净化目的。本试验过程中，样品提取液直接上样至 PRiME HLB 固
133 相萃取柱，既省略了以往固相萃取过程中的活化、淋洗、洗脱 3 个步骤，又去除了样品中的
134 脂肪等复杂基质，实现了一步净化，净化后的样品溶液通过 24 孔氮吹仪浓缩，实现批量快
135 速处理，试验前处理省时高效，可提高检测效率。

136 3.2 液质条件的优化

137 本法通过比较不同流动相对色谱峰的影响，最终确定用 10 mmol/L 乙酸铵水溶液-10
138 mmol/L 乙酸铵甲醇溶液（pH=5）作为流动相进行梯度洗脱，通过优化液相梯度洗脱条件，
139 使 5 种β-受体激动剂的出峰时间在 6 min 以内，可获得较好的峰型。

140 采用电喷雾离子源正离子模式扫描，获得 5 种β-受体激动剂的母离子和子离子信息，确
141 定最佳定量离子对和定性离子对。通过对离子源参数进行优化，获得较好的响应值。

142 4 结 论

143 当 5 种β-受体激动剂浓度为 0.5~5.0 μg/kg 时，猪肝中回收率为 93.7%~106.1%，牛肉中
144 5 种β-受体激动剂回收率为 95.2%~104.0%，羊肉中 5 种β-受体激动剂回收率为 95.1%~106.0%。

145 5 种β-受体激动剂检出限为 0.01~0.04 μg/kg，定量限为 0.02~0.15 μg/kg。

146 本试验方法具有较好的准确度和重复性，操作简便，灵敏度高，准确度高，适合大批量
147 畜产品中β-受体激动剂残留的检测分析。

参考文献:

- [1] 康升云.β受体激动剂对畜产品安全的影响[J].中国畜牧兽医文摘,2012,28(7):211
- [2] 王培龙.β-受体激动剂及其检测技术研究[J].农产品质量与安全,2014(1):44–52.
- [3] 魏凤静.关于“瘦肉精”分类、危害及检测标准的探讨[J].山东畜牧兽医,2017,38(4):59–60.
- [4] COURTHEYN D,LE BIZEC B,BRAMBILLA G,et al.Recent developments in the use and abuse of growth promoters[J].Analytica Chimica Acta,2002,473(1/2):71–82.
- [5] 沈建忠,江海洋.畜产品中β-受体激动剂残留及其危害[J].中国动物检疫,2011,28(6):27–28.
- [6] 叶妮,孙雷,尹晖,等.UPLC-MS/MS 法检测动物性食品中 19 种β-受体激动剂残留[J].中国兽药杂志,2015,49(9):51–59.
- [7] 聂婉,伍晓红,陈秋玲,等.β-兴奋剂性质及其最新检测方法研究进展[J].黑龙江畜牧兽医,2016(23):75–77.
- [8] 熊琳,李维红,高雅琴,等.肉品中β-受体激动剂类药物残留检测技术研究进展[J].食品安全质量检测学报,2015,6(2):528–533.
- [9] 朱坚,李波,方晓明,等.气相色谱-质谱法测定肝、肾和肉中 11 种β-受体激动剂残留量[J].质谱学报,2005,26(3):129–137.
- [10] 张旖,赵善贞,曲栗,等.HPLC-q/LTQ-MS 法测定肉及肉制品中 10 种β-受体激动剂[J].食品科学,2014,35(20):202–207.
- [11] MAURO D,CIARDULLO S,CIVITAREALE C,et al.Development and validation of a multi-residue method for determination of 18 β-agonists in bovine urine by UPLC–MS/MS[J].Microchemical Journal,2014,115:70 – 77.
- [12] WANG P L,LIU X M,SU X O,et al.Sensitive detection of β-agonists in pork tissue with novel molecularly imprinted polymer extraction followed liquid chromatography coupled tandem mass spectrometry detection[J].Food Chemistry,2015,184:72–79.
- [13] PAN S D,ZHOU L X,ZHAO Y G,et al.Development and validation of a sensitive method for simultaneous determination of eight β2-agonists in pork by ultrasonic-assisted extraction

- and liquid chromatography/tandem mass spectrometry[J].Chromatographic Science,2015,53(1):104–111.
- [14] SUNG I K,PARK S J,KANG K,et al.Development and application of a method for rapid and simultaneous determination of three β -agonists (clenbuterol,ractopamine,and zilpaterol) using liquid chromatography-tandem mass spectrometry[J].Korean Journal for Food Science of Animal Resources,2015,35(1):121–129.
- [15] 周帅,张飞云.UPLC-MS/MS 检测运动食品中 β -受体激动剂残留[J].食品研究与开发,2017,38(11):148–152.
- [16] 招钰娟,邓晓华,甘沛明,等.液相色谱串联质谱法测定动物组织中 17 种 β -兴奋剂残留[J].安徽农业科学,2017,45(15):95–99.
- [17] 刘佳,梁桂荣,李少晖,等.液相色谱-串联质谱法检测饲料中 26 种 β_2 -受体激动剂类药物残留[J].食品安全质量检测学报,2015,6(4):1167–1173.
- [18] 刘畅,吴小虎,徐伟东,等.LC-MS/MS 测定动物源性食品中 15 种 β -受体激动剂残留的研究[J].药物分析杂志,2008,28(12):2085–2089.
- [19] 吉彩霓,岳振峰,欧阳姗.固相萃取-高效液相色谱串联质谱法同时测定猪肉中克伦特罗和沙丁胺醇残留[J].中国预防医学杂志,2006,40(2):123–125.
- [20] 倪炜华.UPLC-MS/MS 测定动物源食品中 9 种 β -受体激动剂[J].化学分析计量,2017,26(3):67–71.
- UPLC-MS/MS Method for the Determination of Five β -agonists Residue in Pork liver, Beef and Mutton
- ZHANG Suzhen WANG Yijun TIAN Yun HE Yan GE Min
- (Lianyungang Municipal Quality Supervision and Inspection Center for Animal Products, Lianyungang 222000, China)
- Abstract: The aim of this study was to establish a UPLC-MS/MS method for rapid determination of five β -agonists in pork liver, beef and mutton. The five β -agonists in samples were extracted with 80% acetonitrile, purified by PRiME HLB solid phase extraction column, concentrated by

nitrogen, and finally dissolved with 10% methanol. A gradient elution was performed using 10 mmol/L ammonium acetate aqueous solution-10 mmol/L ammonium acetate methanol (pH=5) as a mobile phase. The multi-reaction monitoring (MRM) mode was used for the determination, with internal standard method. The concentration of five β -agonists showed good linearity in the range of 0.5–50.0 ng/mL with the coefficient correlation (R^2) between 0.999 63-0.999 96. At the standard addition levels of 0.5, 1.0 and 5.0 $\mu\text{g/kg}$, the average recovery ratio of five β -agonists was 93.7%–106.1% in pork liver, 95.2%–104.0% in beef, and 95.1%–106.0% in mutton. The test indicated that the method showed good accuracy and repeatability. Based on $S/N=3$, the detection limit of five β -agonists was 0.01-0.04 $\mu\text{g/kg}$, and quantitation limit was 0.02-0.15 $\mu\text{g/kg}$. This method is simple, sensitive, accurate, and suitable for large quantities animal products detection analysis.

Key words: UPLC-MS/MS; β -agonists; animal products

*Corresponding author, professor, E-mail: 1085412992@qq.com (责任编辑 陈 鑫)